

PATENT ABSTRACTS (APAN

(11)Publication number:

11-310602

(43)Date of publication of application: 09.11.1999

(51)Int.CI.

C08B 37/00 A61K 31/00 A61K 31/00 A61K 31/725 C08B 37/10

(21)Application number: 11-049335

(71)Applicant: SEIKAGAKU KOGYO CO LTD

(22)Date of filing:

26.02.1999

(72)Inventor: USUKI YASUTAKE

KARIYA YUTAKA

(30)Priority

Priority number: 10 60336

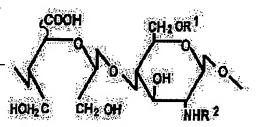
Priority date: 26.02.1998

Priority country: JP

(54) NEW POLYSACCHARIDE DERIVATIVE, PRODUCTION THEREOF, AND MEDICINAL COMPOSITION CONTAINING THE SAME AS ACTIVE INGREDIENT

(57)Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To obtain a glycosaminoglycan derivative having a low anti-blood coagulation activity, and a neuraxon extension enhancing activity and a sialidase inhibition activity by having a recurring structure of hexosamine and hexuronic acid as a base skeleton, and partially specific structure. SOLUTION: This objective new polysaccharide derivative having (A) a composition consisting of 0-10 mol.% 2-deoxy-2-sulfamino-4-0-(4-deoxy-2-O-sulfo-α-L- threo-hex-4-enopyranosyluronic acid)-6-O-sulfo-D-glucose, 95-70 mol.% 2-deoxy-2- sulfamino-4-O-(4deoxy-α-L-threo-hex-4-enopyranosyluronic acid)-6-O-sulfo-Dglucose and 5-20 mol.% 2-deoxy-2-sulfoamino-4-O-(4-deoxy-α-L threo-hex-4- enopyranosyluronic acid)-D-glucose, (B) ≤50 sec activated partial thromboplastin time measured by adding 3 $\mu g/ml$ thereof into a standard plasma as a final concentration, (C) 9,000-13,000 Da weight-averaged molecular weight and (D) ≥1 structure of the formula (R1 is H or SO3H; R2 is COCH3 or SO3H) per 1 molecule base skeleton, is obtained.



LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

[Date of sending the examiner's decision of rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]

BEST AVAILABLE COPY

Date of extinction of right

Copyright (C); 1998,2003 Japan Patent Office



(12)公開特許公報 (A)

(11)特許出願公開番号

特開平11-310602

(43)公開日 平成11年(1999)11月9日

(51) Int. Cl. 6	識別記号		FI					
C08B 37/00		C08B 37/00				G		
						н		
A61K 31/00	603		A61K	31/00		603		
	625					625		
31/725			;	31/725				
		審査請求	未請求	請求項	夏の数20	OL	(全15頁)	最終頁に続く
(21)出願番号	特願平11-49335		(71)出	願人 (00019552	4		
				2	生化学工	業株式	会社	
(22)出願日	平成11年(1999)2月26日			. j	東京都中	央区日	本橋本町2]	厂目1番5号
			(72)発	明者	3杵 靖	剛		
(31)優先権主張番号	特願平10-60336			J	東京都東	村山市	栄町2-4-	-23 グラント
(32)優先日	平10(1998) 2月26日	•		,	レム2番	館801		
(33)優先権主張国	日本(JP)	.•	(72)発	明者	おおり ちゅうかい ちゅうかい ひょうしゅう もっぱい ひょうしん もっぱい ひょうしん ひょう かいしょう かいしょう はいしょう はい			
				ŧ	申奈川県	横浜市	港北区綱島西	5 2−3−2
				-	ナイスア	ーバン	ステイツ綱島	3609号
	٠		(74)代]	理人 ラ	弁理士 -	長谷川	一 (外1	(名)
	•							

(54) 【発明の名称】新規多糖誘導体、その製造法及びそれを有効成分とする医薬組成物

(57)【要約】

【課題】 抗血液凝固活性が低く、神経突起伸長促進活性及びシアリダーゼ阻害活性を有するグリコサミノグリカン誘導体、その製造法およびをれを有効成分とする医薬組成物を提供する。

【解決手段】 ヘキソサミンとヘキスロン酸の二糖の繰り返し構造を基本骨格として有し、部分的にその構成単糖であるヘキスロン酸の2位と3位の炭素原子間が開裂しており、更に開裂していないヘキスロン酸の2位の水酸基の一部又は全部が硫酸基で置換されていない新規グリコサミノグリカン誘導体及びその塩、グリコサミノグリカンの2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸の2つ3位間の炭素原子結合の開裂処理及びヘキスロン酸の2位一硫酸基の選択的な脱硫酸化処理からなる該グリコサミノグリカン誘導体の製造法並びに該グリコサミノグリカン誘導体を有効成分とする医薬組成物である。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 以下の(a)、(b)及び(c)の性質を有し、且つ(d)に記載の一般式(1)で表される構造を、ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造で形成される基本骨格1分子あたりに1以上有することを特徴とするグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

- (a) グリコサミノグリカン分解酵素による分解と高速 液体クロマトグラフィーによる分析を組み合わせた二糖 分析により得られる二糖体組成において2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-2-0-スルホ-α-L-threo 10 ーhex-4-エノピラノシルウロン酸)-6-0-スルホ-D-グルコ ースのモル%が0~10%、2-デオキシ-2-スルファミノ-4 ー0-(4-デオキシ-α-L-threo-hex-4-エノピラノシルウロ ン酸)-6-0-スルホ-D-グルコースのモル%が95~70%で あり、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-α ーL-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-D-グルコー スのモル%が5~20%であること。
- (b) 標準血漿に最終濃度3μg/mlで添加して測定した際の活性化部分トロンボプラスチン時間 (APTT) が50秒以下であること。
- (c) 重量平均分子量が9,000~13,000 Da (ダルトン) であること。

(d) 一般式 (1)

【化1】

(但し、R¹はH又はSO₄Hであり、R²はCOCH、又はSO₄Hを示す。)

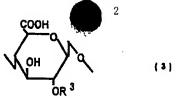
【請求項2】 下記一般式(2)の構造を有するグリコサミノグリカン誘導体であって、標準血漿に最終濃度3 μg/mlで添加して測定した際の活性化部分トロンボプラスチン時間(APTT)が50秒以下であることを特徴とするグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

【化2】

$$H0-[(A)-(B)]_n-H$$
 (2)

ただし、(A)は下記一般式(3)で示されるグルクロ 40 ン酸残基、下記一般式(4)で示されるイズロン酸残基 又は下記一般式(5)で示される開裂されたヘキスロン 酸残基のいずれかであり、

【化3】



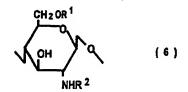
CH2 OH

(B) は下記一般式 (6) で示されるヘキソサミン残基 をそれぞれ示す。

[化4]

20

HOH2 C



ただし、一般式 (3) ~ (6) においてR' 及びR' はそれぞれ独立にH又はSO, Hであり、R' はCOCH, 又はSO, Hを示す。また、一般式 (2) において、nは $15 \le n \le 40$ を充たす整数であり、 (A) の少なくとも一つは一般式 (5) の残基である。

【請求項3】 下記の工程①及び②を含む方法により得られ、少なくとも前記一般式(5)で示される開裂されたヘキスロン酸残基を有するグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

- ① ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカンを開裂処理して、その骨格中に存在する2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸の少なくとも一部の2位と3位の炭素原子間のみを開裂する工程。
- ② ヘキスロン酸の2位の硫酸基を特異的に除去しうる 脱硫酸化手段により工程①の生成物を脱硫酸化処理し、 2位に硫酸基を有する全ヘキスロン酸の90%以上の当該 硫酸基を脱硫酸化する工程。

【請求項4】 ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し 単位構造を基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカン がヘパリンであることを特徴とする請求項3記載のグリ コサミノグリカン誘導体又はその塩。

【請求項5】 工程①の開裂処理が、過ヨウ素酸塩を使用する酸化的開裂反応を含むことを特徴とする請求項3 50 又は4記載のグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

【請求項7】 請求項3の工程②におけるヘキスロン酸の2位の硫酸基の脱硫酸化手段が、アルカリ金属水酸化物又はアルカリ土類金属水酸化物を使用する加水分解反応であることを特徴とする請求項3~6のいずれか一項記載のグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

【請求項8】 培地中の最終濃度1μg/ml~10μg/mlの グリコサミノグリカン誘導体をWistar系ラット大脳皮質 10 の初代培養細胞に接触させた際の該細胞の神経突起伸張 活性が、同濃度範囲内の標準へパリンと比して1.5倍以上であることを特徴とする請求項1~7のいずれか一項 記載のグリコサミノグリカン誘導体又はその塩。

【請求項9】 請求項1~8のいずれか一項に記載のグリコサミノグリカン誘導体又はその薬理学的に許容し得る塩を有効成分として含有することを特徴とする医薬組成物。

【請求項10】 医薬組成物が神経疾患治療剤であることを特徴とする請求項9記載の医薬組成物。

【請求項11】 神経疾患治療剤が中枢神経疾患治療剤であることを特徴とする請求項10記載の医薬組成物。

【請求項12】 神経疾患治療剤が末梢神経疾患治療剤であることを特徴とする請求項10記載の医薬組成物。

【請求項13】 請求項1~8のいずれか一項に記載の グリコサミノグリカン誘導体又はその薬理学的に許容し 得る塩を有効成分として含有することを特徴とするシア リダーゼ阻害剤。

【請求項14】 インフルエンザウイルスのシアリダー ゼを阻害する阻害剤であることを特徴とする請求項13 30 記載のシアリダーゼ阻害剤。

【請求項15】 インフルエンザ治療剤であることを特徴とする請求項13又は14記載のシアリダーゼ阻害剤。

【請求項16】 下記の工程①及び②を含む、ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を基本骨格とし、該ヘキスロン酸はその一部が2位と3位の炭素原子間で開裂されているグリコサミノグリカン誘導体の製造法。

① ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を 40 基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカンを開裂処理 して、その骨格中に存在する2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸の少なくともその一部を2位と3位の炭素原子間において選択的に開裂する工程、

② ヘキスロン酸の2位の硫酸基を特異的に除去しうる 脱硫酸化手段により工程①の生成物を脱硫酸化処理し て、2位に硫酸基を有する全ヘキスロン酸の90%以上の 当該硫酸基を脱硫酸化する工程。

【請求項17】 ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返 過硫酸化ヘパリンは神経突起伸長活性を持つことが知ら し単位構造を基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカ 50 れており、外傷性、虚血性及び毒性末梢神経障害の治療

ンがヘパリンであることを特徴とする請求項16記載の グリコサミノグリカン誘導体の製造法。

【請求項18】 工程①の開裂処理が、過ヨウ素酸塩を使用する酸化的開裂反応を含むことを特徴とする請求項16又は17記載のグリコサミノグリカン誘導体の製造法。

【請求項19】 工程①において、更に酸化的開裂反応 生成物を還元することを特徴とする請求項18記載のグ リコサミノグリカン誘導体の製造法。

ご 【請求項20】 工程②の脱硫酸化手段が、アルカリ金属水酸化物又はアルカリ土類金属水酸化物を使用する加水分解反応であることを特徴とする請求項16~19のいずれか一項記載のグリコサミノグリカン誘導体の製造法

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、神経突起伸張活性 及びシアリダーゼ阻害活性を有する新規グリコサミノグ リカン誘導体又はその塩、その製造法並びに当該グリコ 20 サミノグリカン誘導体又はその塩を有効成分とする医薬 組成物に関する。

[0002]

【従来の技術】神経疾患は、神経細胞の成長が抑制され ること、神経細胞が虚血による糖の供給量低下又は細胞 内のエネルギー代謝阻害によって維持されなくなり壊死 を起こすこと、又は神経伝達物質が分解され、神経伝達 が阻害されることに起因する。故にこの疾患の治療とし ては、神経細胞の成長を維持すること、神経細胞の虚血 を防ぐこと、又は神経細胞内のエネルギー代謝を維持す ることを目的としてなされてきた。即ち、神経細胞の成 長活性を有する物質である神経栄養因子 (神経成長因 子:NGF、脳由来神経栄養因子:BDNF、毛様体神経栄養因 子:CNTF、線維芽細胞増殖因子:FGFなど)を外部から投 与すること又は神経栄養因子の合成を促進すること、ア ルドース還元酵素阻害剤を適用することによりアルドー ス還元酵素の活性によって生じるソルビトールの過剰生 成による神経細胞の虚血及び神経細胞内でのエネルギー 代謝の低下を防止すること、及びアセチルコリンエステ ラーゼ阻害剤を投与することによりアセチルコリンの分 解を防止して神経細胞の伝達を維持することが神経疾患 に対する根本的方策とされている。しかし、投与する物 質の純度に起因する抗原性、酵素活性を阻害することに よる副作用及び投与する物質そのものが有する毒性など が問題点となっている。

【0003】ところで、グリコサミノグリカンには神経 突起伸張を促進する活性があることが知られている(J. Cell Physiol., 135, 293-300(1988))。またヘパリン並 びにその誘導体である過ヨウ素酸酸化還元へパリン及び 過硫酸化へパリンは神経突起伸長活性を持つことが知ら れており、外傷性、虚血性及び毒性末梢神経障害の治療 に有効であることが知られていく特開平6-157322) が、医薬品として利用する上での上記疾患を抑制するの に充分な活性を有する物質は未だ得られていない。

【0004】一方、現在抗ウイルス剤、特にインフルエンザ治療剤としては、例えばGS4104 (W096/26933) やザ サミビル (zanamivir: 4-guanidino-Neu4Ac2en: 特表平5-507068) 等のシアリダーゼ (ノイラミニダーゼ) 阻害剤が有効であることが一般に知られている。

[0005]

【発明が解決しようとする課題】 ヘパリン及びその誘導 10 体は生体物質であるため抗原性が低いが、抗血液凝固活性が高いため医薬品として使用する際の用途及び濃度が大幅に限定されていた。一般にヘパリンを体内へ投与する場合は、その抗血液凝固活性の高さによる出血活性が重大な問題点となっている。そこで、抗血液凝固活性が低く、更に神経障害改善効果が増強された新たな物質が期待されている。

[0006]

【課題を解決するための手段】上記課題の解決に鑑み、 本発明者らは、血液に対する抗凝固活性が低く、優れた 20 神経障害改善効果を持つ物質を得ることを目的として鋭 意検討した結果、特定の構造を有するグリコサミノグリ カン誘導体が高い神経突起伸長活性、すなわち神経障害 改善活性を有することを見い出し、当該物質は抗血液凝 固活性がヘパリンに比して大幅に低下していることを確 認することにより本発明を完成した。すなわち、ヘキソ サミンとヘキスロン酸の二糖の繰り返し単位構造を基本 骨格として有し、部分的にその構成単糖であるヘキスロ ン酸の2位と3位の炭素原子間は開裂しており、更に開 裂していないヘキスロン酸の少なくとも一部がその2位 30 に硫酸基を有しない、新規なグリコサミノグリカン誘導 体が、抗血液凝固活性が低く、しかも優れた神経突起伸 長活性を有することを見い出し、当該性質を利用するこ とにより神経障害の改善に優れた効果を有する医薬組成 物を提供することを可能とした。また、更に本発明者ら は、細胞死及び神経突起の退縮に際し、シアリダーゼ活 性が上がり、細胞膜上で神経栄養因子活性の維持、促進 に関わることが知られているガングリオシドが減少する ことに基づき探索を進めた結果、上記新規なグリコサミ ノグリカン誘導体が、驚くべきことに強いシアリダーゼ 40 阻害活性を有することを見出し、上記グリコサミノグリ カン誘導体の当該阻害活性を利用したシアリダーゼ阻害 剤を提供することを可能とした。

【0007】本発明の第1の要旨は、以下の(a)、

- (b) 及び(c) の性質を有し、且つ(d) に記載の一般式(1) で表される構造を、ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造で形成される基本骨格 1 分子あたりに 1 以上有する新規グリコサミノグリカン誘導体又はその塩である。
- (a)グリコサミノグリカン分解酵素による分解と高速 50

液体クロマトグラフィー る分析を組み合わせた二糖分析により得られる二糖体組成において、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-2-0-スルホーα-L-thre o-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-6-0-スルホーD-グルコース(以下 Δ DiHS-tri (U, 6, N) Sとも記載する)のモル%が0~10%、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシーα-L-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-6-0-スルホーD-グルコース(以下 Δ DiHS-di (6, N) Sとも記載する)のモル%が95~70%であり、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシーα-L-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-D-グルコース(以下 Δ DiHS-NSとも記載する)のモル%が5~20%であること。

- (b) 標準血漿に最終濃度 3μ g/mlで添加して測定した際の活性化部分トロンボプラスチン時間 (APTT) が50秒以下であること。
- (c) 重量平均分子量が9,000~13,000 Da (ダルトン) であること。

(d) 一般式(1)

[0008]

【化5】

【0009】 (但し、R'はH又はSO, Hであり、R'はCOCH, 又はSO, Hを示す。)

【0010】本発明の第2の要旨は、下記工程①及び②を含む、上記(a)、(b)及び(c)の性質を有し、且つ(d)に規定する特定構造を有する新規グリコサミノグリカン誘導体の製造方法であり、第3の要旨は、該グリコサミノグリカン誘導体を有効成分とする医薬組成物及びシアリダーゼ阻害剤である。

- ① ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を 基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカンを開裂処理 して、その骨格中に存在する2位に硫酸基を有しないへ キスロン酸の少なくとも一部の2位と3位の炭素原子間 のみを開裂する工程、
- ② ヘキスロン酸の2位の硫酸基を特異的に除去しうる 脱硫酸化手段により工程①の生成物を脱硫酸化処理して、2位に硫酸基を有する全ヘキスロン酸の90%以上の 当該硫酸基を脱硫酸化する工程。

[0011]

【発明の実施の形態】以下に本発明を更に詳説する。 本発明物質

本発明物質は上述の如く、(a)、(b)及び(c)の性質を有し、且つ(d)に規定する特定構造を有する新規グリコサミノグリカン誘導体である。

【0012】本明細書中における「ヘキソサミン」と

【0013】なお、本発明における上記(a)のグリコサミノグリカン誘導体の二糖体組成は、後述する実施例の試験法1に記載の二糖分析法による測定値から算出したものであり、また(c)の重量平均分子量は実施例の試験法2に記載の分子量測定法による測定値である。更に(b)のAPTTは実施例の試験法4に記載のAPTT測定法 20による測定値である。

【0014】 (a) に規定する二糖体組成は、試験法1に記載の酵素消化と高速液体クロマトグラフィーを組み合わせた二糖分析により特定が可能な下記一般式 (7)で示される不飽和二糖の総量 [2-アセトアミド-2-デオキシ-4-0-(4-デオキシー α -L-threo-hex-エノピラノシルウロン酸)-D-グルコース(以下 Δ DiHS-OSと記載する)、2-アセトアミド-2-デオキシ-4-0-(4-デオキシ- α -L-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-6-0-スルホーD-グルコース(以下 Δ DiHS-OSと記載する)、2-デオキ

不飽和二糖

	R'
ΔDiHS-OS	Н
ΔDiHS-6S	SO₃ H
ΔDiHS-NS	H
ΔDiHS-US	H
Δ DiHS-di(6, N)S	SO₃ H
ΔDiHS-di(U,N)S	Н
ΔDiHS-di(U,6)S	SO₃ H
ΔDiHS-tri(U, 6, N)S	SO₃ H

【0017】また、上記略号の示す構造は以下の通り表記されることもある。

$$\begin{split} &\Delta \text{DiHS-OS}: \Delta \text{HexA1} \rightarrow 4\text{GlcNAc}, \quad \Delta \text{DiHS-6S}: \Delta \text{HexA1} \rightarrow 4\\ &\text{GlcNAc}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-NS}: \Delta \text{HexA1} \rightarrow 4\text{GlcNS}, \quad \Delta \text{DiHS-U}\\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNAc}, \quad \Delta \text{DiHS-di}(6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA1}\\ & \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNAc}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6) \\ &\text{S}: \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNAc}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{S}: \Delta \text{HexA}(2\text{S}) \\ &\text{1} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{2} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ &\text{3} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U}, 6, \text{N}) \\ \\ &\text{4} \rightarrow 4\text{GlcNS}(6\text{S}), \quad \Delta \text{DiHS-di}(\text{U},$$

上記式中、ΔHexAlは不飽和ヘキスロン酸、GlcNAcはN-アセチルグルコサミン、GlcNSはN-硫酸化グルコサミン、

シ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-α-L-threo-hex-4 -エノピラノシルウロン酸)-D-グルコース (ΔDiHS-N S)、2-アセトアミド-2-デオキシ-4-0-(4-デオキシ-2-0 -スルホ-α-L-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-D -グルコース(以下 Δ DiHS-USと記載する)、2-デオキシ -2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-α-L-threo-hex-4-エノピラノシルウロン酸)-6-0-スルホ-D-グルコース (ΔDiHS-di(6, N)S)、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0 -(4-デオキシ-2-0-スルホ-α-L-threo-hex-4-エノピラ ノシルウロン酸)-D-グルコース (以下 ΔDiHS-di (U, N) S と記載する)、2-アセトアミド-2-デオキシ-4-0-(4-デ オキシ-2-0-スルホ- α -L-threo-hex-4-エノピラノシル ウロン酸)-6-0-スルホ-D-グルコース(以下ΔDiHS-di (U, 6)Sと記載する)、2-デオキシ-2-スルファミノ-4-0-(4-デオキシ-2-0-スルホ-α-L-threo-hex-4-エノピラノ シルウロン酸)-6-0-スルホ-D-グルコース (ΔDiHS-tri (U, 6, N)S) のモル%の合計] を100%として、上記特定 の構造を持つ各不飽和二糖の割合を示したものであり、 当該数値は酵素消化前のグリコサミノグリカン誘導体の 硫酸基の位置及び数を反映するものである。

【0015】 【化6】

【0016】 【表1】

構造式の置換基

R²		R^3
СОСН		Н
СОСН₃	•	Н
SO₃ H		H
СОСЊ		SO₃ H
SO₃ H		Н
SO ₃ H		SO ₃ H
СОСН		SO ₃ H
SO₃ H	•	SO ₃ H

カッコ内は硫酸基の結合位置を示す。上記二糖分析法に おいて生成する一般式 (7) の構造を有する不飽和二糖 は、分析対象となるグリコサミノグリカンの基本骨格を 構成する一般式 (3) 及び (4) のヘキスロン酸残基と 一般式 (6) のヘキソサミン残基が結合した一般式 (2) 中の (A) - (B) の構造より生ずる。

【0018】本発明のグリコサミノグリカン誘導体は、 グリコサミノグリカンより誘導された特定の物性を有す る新規多糖類であるが、便宜上グリコサミノグリカン誘 50 導体として本明細書中で記載する。本発明のグリコサミ

に記載の二糖分析法によ ノグリカン誘導体は、試験と る測定値から算出した二糖体組成のうち ΔDiHS-tri (U. 6,N)Sのモル%が0~10%、好ましくは0~5%、より好ま しくは2~4%であり、 ΔDiHS-di (6, N) Sのモル%が95~7 0%、好ましくは90~80%、より好ましくは82~87%で あり、更に ΔDiHS-NSのモル%が5~20%、好ましくは10 ~15%、より好ましくは11~14%である硫酸化多糖であ り、且つその重量平均分子量は試験法2に記載の分子量 の測定法による測定値が9,000~13,000Da、より好まし くは10,000~12,000Daである。

【0019】また、本発明のグリコサミノグリカン誘導 体はヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位で形成 される構造を基本骨格とするグリコサミノグリカン誘導 体である。前記ヘキソサミンとしてはグルコサミン、ガ ラクトサミン、マンノサミンなどが挙げられるが、D-グ ルコサミンが好ましい。ヘキソサミンはアミノ基又は6 位ヒドロキシル基のうちの一方あるいは両方が硫酸化さ れている、すなわちN-硫酸化及び/又は6-O-硫酸 化されていることが好ましいが、硫酸基を持たないヘキ ソサミンであっても何ら支障はない。ヘキスロン酸とし 20 てはD-グルクロン酸、L-イズロン酸などが挙げられる。 ヘキスロン酸の一部はその2位と3位の炭素原子間で開裂 し、好ましくは酸化的開裂反応後、該開裂部位が還元さ れており、開裂していないヘキスロン酸は、その2位の ヒドロキシル基の一部又は全部が硫酸基で置換されてい ないことが好ましい。そして基本骨格中の繰り返し単位 の中に上記開裂されたヘキスロン酸とヘキソサミンが結 合した前記一般式 (1) で表される構造単位がグリコサ ミノグリカン誘導体1分子あたり1以上存在する。

【0020】また、本発明グリコサミノグリカン誘導体 30 は、標準血漿に最終濃度3μg/mlで添加して測定した際 の活性化部分トロンボプラスチン時間 (APTT) が50秒以 下である特性を有する。このような特性を有する本発明 グリコサミノグリカン誘導体は下記の一般式 (2) で示 すことができる。

[0021]

【化7】

$$H_0-[(A)-(B)]_a-H$$
 (2)

【0022】ただし、(A)は下記一般式(3)で示さ れるグルクロン酸残基、下記一般式(4)で示されるイ 40 リンの誘導体が好ましく、特にヘパリンの誘導体が好ま ズロン酸残基、又は下記一般式(5)で示される開裂さ れたヘキスロン酸残基であり、

[0023]

【化8】

【0024】(B)は下記一般式(6)で示されるヘキ ソサミン残基をそれぞれ示す。

[0025]

【化9】

【0026】ただし、一般式 (3) ~ (6) においてR' 及びR³はそれぞれ独立にH又はSO₃Hであり、R²はそれぞ れ独立にCOCH、又はSO,Hを示す。また、一般式 (2) に おいて、nは15≦n≦40、好ましくは20≦n≦30を充たす 整数であり、(A) の少なくとも一つは一般式 (5) の 残基であり、(B) の少なくとも一つは一般式 (6) に おいてR'及びR'の少なくとも一方がSO。Hで示され るヘキソサミン残基である。

【0027】上記本発明のグリコサミノグリカン誘導体 (以下、本発明物質と称することもある) は、ヘキソサ ミンとヘキスロン酸を基本骨格とし、硫酸基を有する糖 鎖の誘導体であれば、前記(a)~(d)の特性を充足 する限り特に限定はされないが、ヘパラン硫酸又はヘパ しい。本発明物質は、一部のヘキスロン酸が2位と3位の 炭素原子間で開裂した構造である。また、本発明物質を 構成する開裂していないヘキスロン酸の2位のヒドロキ シル基の硫酸化率は10%未満であり、5%未満であるこ とが好ましい。本発明グリコサミノグリカン誘導体は上 記一般式(2)で示すことができ、式中nは15≦n≦4 0、好ましくは20≦n≤30、すなわち30~80糖残基、好ま しくは40~60糖残基を有する多糖である。また、本発明 物質の抗血液凝固活性は低く、健常人から採取した標準 50 血漿に最終濃度3 μg/mlで添加して測定した際の活性化

部分トロンボプ・シーン時間(APTT)が、特に50秒以下であることが好ましい。

【0028】本発明物質のグリコサミノグリカン誘導体は、実施例中のWistar系ラット大脳皮質神経細胞の初代培養細胞を使用した神経突起伸張活性試験において、本発明物質を培地中の最終濃度1μg/ml~10μg/mlの濃度範囲で添加、培養を行った場合に、標準ペパリンと比して1.5倍以上の活性を有することが好ましい。また、本発明物質は実施例に記載の方法で測定したシアリダーゼ阻害活性、特にインフルエンザウイルスのシアリダーゼ10阻害活性が、公知のシアリダーゼ阻害剤や標準ペパリンに比し著しく強いものが好ましい。

【0029】本発明製造方法

本発明製造方法は、ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を基本骨格とし、ヘキスロン酸の一部はその2位と3位の炭素原子間で開裂、好ましくは酸化的開裂反応による開裂後、更に該開裂部位が還元され、未開裂のヘキスロン酸の2位の硫酸基の大部分が脱硫酸化されているグリコサミノグリカン誘導体を製造するもので、下記の①及び②の工程を含むことよりなる製造方法であ20る。

◆ ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を基本骨格とする硫酸化グリコサミノグリカンを開裂処理し、その2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸の少なくともその一部を2位と3位の炭素原子間のみを開裂する工程、

② ヘキスロン酸の2位の硫酸基を特異的に除去しうる 脱硫酸化手段により工程①の生成物を脱硫酸化処理し、 2位に硫酸基を有するヘキスロン酸の2位の硫酸基の90 %以上を脱硫酸化する工程。

【0030】1. 硫酸化グリコサミノグリカン(原料)本発明方法の硫酸化グリコサミノグリカンは、ヘキソサミンとヘキスロン酸の繰り返し単位構造を基本骨格とし、2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸を少なくとも1以上構成単糖として有している多糖である。前記硫酸化グリコサミノグリカンとしては、例えばヘパリン、ヘパラン硫酸などが挙げられ、好ましいが、特に上記ヘキスロン酸の2位ヒドロキシル基の硫酸化率が高く、下記工程①によるヘキスロン酸の開裂が適度に抑えられることからヘパリンが好ましい。

【0031】2. 工程①: ヘキスロン酸の開裂処理本発明方法における工程①に記載の「開裂処理」とは、硫酸化グリコサミノグリカンの構成単糖中、2位に硫酸基を有しないヘキスロン酸の2位と3位の炭素原子間のみを特異的に開裂させる処理であれば特に限定はされないが、具体的には酸化・還元反応処理が挙げられる。当該酸化・還元反応処理は、酸化剤を用いた酸化反応により上記特定のヘキスロン酸の2位と3位の炭素原子間を開裂して酸化的開裂反応生成物を得た後、ヘキスロン酸の開裂部に生じたアルデヒド基を還元反応処理により還元50

する方法によって行われる。上記酸化剤としては本反応の目的を達成することが可能な物質であれば特に限定はされないが、過ヨウ素酸塩や過酸化水素などが挙げられ、その中でも特に過ヨウ素酸塩が好ましい。過ヨウ素酸塩としては過ヨウ素酸ナトリウム、過ヨウ素酸カリウム等の過ヨウ素酸アルカリ金属塩が挙げられるが、過ヨウ素酸ナトリウムが好ましい。

12

【0032】上記開裂処理として酸化・還元反応処理を行う場合は、例えば過ヨウ素酸ナトリウムを0.01~0.3 M、好ましくは0.05~0.2Mの濃度で含有し、上記硫酸化グリコサミノグリカンを0.5~10%、好ましくは1~7%の濃度で含有する溶液中において、pHは3~7、好ましくは4~5、処理温度は0~37℃、好ましくは0~10℃、さらに好ましくは4℃の条件下、1日以上、好ましくは3日間酸化反応を行う。酸化反応後、過剰の過ヨウ素酸ナトリウムを、100~500㎡のエチレングリコールあるいはグリセリンなどを添加することによって還元反応により分解する。その後、必要に応じて、蒸留水による透析を行ったり、さらに凍結乾燥あるいはエタノール沈澱法などの方法を用いてヘキスロン酸の酸化的開裂反応生成物を得ることができる。

【0033】その後、更に過ヨウ素酸酸化によってヘキ スロン酸の開裂部に生成したアルデヒド基を還元してへ キスロン酸の酸化・還元反応処理を完了する。前記アル デヒド基の還元は、還元剤として水素化ホウ素アルカリ 金属塩又は水素化アルミニウムリチウム等を使用して行 うことができるが、還元剤は特に水素化ホウ素アルカリ 金属塩が好ましく、水素化ホウ素ナトリウムが最も好ま しい。還元剤として水素化ホウ素ナトリウムを用いる場 30 合、例えば0.1~0.5M、好ましくは0.2Mの水素化ホウ素 ナトリウムを含むpH8.5~9.5の1~20%、好ましくは5~ 10%の上記酸化的開裂反応生成物 (w/v) を含む溶液を4 ℃、3時間反応させることによって実施することが好ま しい。更に、過剰の水素化ホウ素ナトリウムを反応液の pHを4~5に調節することによって分解し、蒸留水に対す る透析によって還元反応を停止して過ヨウ素酸酸化・還 元反応生成物のナトリウム塩を得ることが好ましい。

【0034】特に原料としてヘバリンを使用した場合は、過ヨウ素酸塩と水素化ホウ素アルカリ金属塩を使用する酸化・還元反応処理による開裂処理を行うことが好ましく、当該処理によりヘバリンの過ヨウ素酸化還元生成物である過ヨウ素酸酸化・還元ヘパリンが得られる。上記硫酸化グリコサミノグリカンの構成単糖中のヘキスロン酸を特異的に開裂させる処理によって得られる硫酸化グリコサミノグリカンのヘキスロン酸開裂物は、次工程②において少なくとも一部のヘキスロン酸の2位の硫酸基が脱硫酸化される。

【0035】3. 工程②: 脱硫酸化処理 本発明方法における工程②に記載の「脱硫酸化処理」と は、工程①で生じた「硫酸化グリコサミノグリカンのへ

キスロン酸開裂物」を構成す 2位に硫酸基を有するへ キスロン酸において、当該2位の硫酸基を選択的に脱硫 酸化する処理(選択的脱硫酸化処理)であれば特に限定 されず実施されるが、完全に脱硫酸化することを目的と する場合にはアルカリ性条件下で行う方法、すなわち、 アルカリを使用する加水分解反応による方法で、特に水 酸化ナトリウム、水酸化カリウムなどのアルカリ金属水 酸化物水溶液又は水酸化マグネシウム、水酸化カルシウ ムなどのアルカリ土類金属水酸化物水溶液、好ましくは アルカリ金属水酸化物水溶液、特に好ましくは水酸化ナ 10 トリウム水溶液に上記工程①で得られた硫酸化グリコサ ミノグリカンのヘキスロン酸開裂物を溶解して溶液とし た後、ただちに凍結して凍結乾燥を行う工程を含む方法 が好ましい。

【0036】具体的には硫酸化グリコサミノグリカンの ヘキスロン酸開裂物の溶液を、好ましくは氷冷 (0℃) ~室温(24℃)において0.0125~0.2Nのアルカリ金属水 酸化物水溶液又はアルカリ土類金属水酸化物水溶液にグ リコサミノグリカンのヘキスロン酸開裂物を溶解して調 製した溶液を、凍結乾燥する。その後更に、この凍結乾 20 燥物が1~2.5M、好ましくは2Mとなるように、再度アル カリ金属水酸化物水溶液又はアルカリ土類金属水酸化物 水溶液 (0.0125~0.2N) へ溶解し、その後、酸、好まし くは弱酸、さらに好ましくは酢酸などのカルボン酸によ ってpHを8~10に調整した後、ただちに蒸留水に対して1 日以上、好ましくは2日間透析を行い、凍結乾燥あるい はエタノール沈澱法を行うことが好ましい。硫酸化グリ コサミノグリカンのヘキスロン酸開裂物の脱硫酸化は、 通常、開裂していないヘキスロン酸の2位の硫酸基の70 %以上、好ましくは90%以上、より好ましくは95%以上 30 が除去されるように行う。

【0037】本発明方法において原料の硫酸化グリコサ ミノグリカンとしてヘパリンを使用し、工程①で得られ る過ヨウ素酸酸化・還元へパリンを用いて、上記選択的 脱硫酸化処理を行った場合、本発明の選択的2-0-脱硫酸 化過ヨウ素酸酸化・還元へパリンが得られる。出発原料 としてのヘパリンから、上記工程①の開裂処理及び②の 脱硫酸化処理により本発明のグリコサミノグリカン誘導 体を製造する反応工程の概略図を図1に示す。図中、 (a)はヘパリンの模式図、(b)はヘキスロン酸の酸化的開 40 裂反応によりアルデヒド基が生成した反応生成物、(c) は(b)のアルデヒド基を還元反応処理した還元反応処理 物、(d)は2-0-硫酸基を選択的に脱硫酸化した本発明の グリコサミノグリカン誘導体を意味する。

【0038】本発明組成物1

本発明組成物1は本発明物質であるグリコサミノグリカ ン誘導体又はその薬理学的に許容しうる塩を有効成分と して含有する神経疾患治療剤である。神経突起伸張活性 を有するグリコサミノグリカン誘導体は、その活性を利

ツハイマー症及び虚 応呆症など) 又は末梢神経の障 害(例えば糖尿病性神経障害、アルコール性神経障害、 筋萎縮性側索硬化症(ALS)、外傷又は医薬品の副作用 による末梢神経損傷、及びギランバレー症候群など) に 対する神経疾患治療剤として有用である。また、本発明 組成物1の有効成分である本発明グリコサミノグリカン 誘導体は、神経細胞の生存維持、シナプス機能の維持、 軸索機能の維持に関与する細胞膜上のガングリオシドの シアリダーゼによる分解を抑制し、神経変性に伴う神経 機能の低下を防止することからも、神経機能低下抑制剤 として治療剤及び予防剤に利用可能である。

【0039】本発明組成物2

本発明組成物2は本発明物質であるグリコサミノグリカ ン誘導体又はその薬理学的に許容しうる塩を有効成分と して含有するシアリダーゼ阻害剤である。

【0040】シアリダーゼ阻害活性を有する本発明物質 のグリコサミノグリカン誘導体は、その活性を利用する シアリダーゼ阻害剤として利用することが可能である。 特にウイルスのシアリダーゼを阻害することによってウ イルスの増殖を阻害することができ、抗ウイルス剤、特 に抗インフルエンザ治療薬として使用しうる。特に、シ アリダーゼ阻害活性を有し、インフルエンザ治療薬とし て使用されている公知のシアル酸誘導体と比較して、本 発明物質は格段に優れたシアリダーゼ阻害活性を示す。 【0041】本明細書中において、「治療薬」とは、患 者の状態を健常な状態へ改善する薬剤や、疾病を緩和す るための薬剤のみならず、疾病への感染、罹患を防ぐ 「予防のための薬剤」の概念をも包含する。

【0042】本発明組成物1及び2の有効成分として利 用されるグリコサミノグリカン誘導体の薬理学的に許容 されうる塩としては、アミン塩、第四級アンモニウム 塩、アルカリ金属塩及びアルカリ土類金属塩のうち薬理 学的に許容されるものが挙げられ、具体的には例えば、 ナトリウム塩、カリウム塩、カルシウム塩、マグネシウ ム塩等を例示することができるが、特にアルカリ金属塩 であるナトリウム塩及びカリウム塩などが好ましく、そ の中でも生体への親和性などの面からナトリウム塩が最 も好ましい。

【0043】本発明のグリコサミノグリカン誘導体は、 標準へパリンに比して抗血液凝固活性が低い特性を呈す るものである。特に好ましいグリコサミノグリカン誘導 体は、後記試験法4に記載の方法に従い、測定溶液中で の濃度(最終濃度)を3μg/mlとしてAPTTを測定する と、測定値が50秒以下となることが最も好ましい。ま た、医薬組成物としての本発明組成物に使用するグリコ サミノグリカン誘導体(本発明物質)は後述のトロンビ ン時間(以下「TT」と記載する)測定法により算出した TT活性と、APTT測定法により算出したAPTT活性の少なく とも一方が、標準へパリンと比較して5%以下となるこ 用する医薬組成物、例えば中枢神経の障害(例えばアル 50 とが好ましい。さらにより好ましいものは、TT活性、AP

TT活性が共に標準 ポリンと比較して3%以下であり、 両活性の関係が0≤TT活性/APTT活性≤0.5であるところ の、相対的にTT活性が低いものは、医薬組成物に用いた 場合、出血活性が低いことが期待され有用である。本明 細書中における標準へパリンとは、実施例に記載された 標準へパリンと同一の物質である。

【0044】本発明物質を有効成分として含有する医薬 組成物を、生体内に投与する際の剤形及び投与経路とし ては、対照となる疾患の性質や重篤度に応じて適宜選択 することができる。例えば、それらをそのまま、又は他 10 の薬理学的に許容されうる担体、賦形剤、希釈剤等と共 に医薬組成物製剤(例えば、注射剤、坐剤、錠剤、カプ セル剤、液剤、軟膏、ゲル剤) として、温血動物 (例え ば、ヒト、マウス、ラット、ハムスター、ウサギ、イ ヌ、ネコ、ウマ等) に対して、非経口的又は経口的に安 全に投与することができる。

【0045】上記神経疾患治療剤の投与形態としては非 経口的投与が好ましく、前記投与形態に適した形態とし ては注射剤が挙げられ、その投与方法は注射あるいは点 滴などによる静注が好ましい態様として挙げられるが、 これに限定されるものではない。

【0046】インフルエンザ治療薬の投与形態としては 経口投与及び非経口投与いずれの投与形態も適宜選択す ることが可能である。経口投与に適した剤形としては例 えば散剤、顆粒剤、錠剤、カプセル剤、エアゾール剤及 びスプレー(噴霧)剤等が挙げられ、また非経口投与に 適した剤形としては液剤が挙げられる。更に、特にイン フルエンザ治療薬を予防のために使用する形態としては 経口投与により投与される液剤も好ましく、該液剤をス して挙げられるが、これらに限定されるわけではない。

【0047】上述の医薬組成物の有効成分であるグリコ サミノグリカン誘導体の配合量並びに投与量は、その製 剤の投与方法、投与形態、使用目的、患者の具体的症 状、患者の体重等に応じて個別的に決定されるべき事項 であり、特に限定はされないが、患者に投与されるグリ コサミノグリカン誘導体量は静注では1日当たり概ね100 μg/kg~100mg/kg程度を例示することができる。また、 上記製剤の投与回数は1日1回程度でも可能であり、1日2 ~4回、又はそれ以上の回数に分けて投与することもで きる。また、例えば点滴などにより連続的に投与するこ とも可能である。

【0048】なお、上述した医薬組成物の有効成分であ るグリコサミノグリカン誘導体は、後述する実施例にお いて細胞に対する毒性は見られなかった。ヘパリンのマ ウス(雄、雌)における急性毒性試験によるLDs。は、経 口投与で5,000mg/kg以上、皮下又は腹腔内投与で、2,50 Omg/kg以上、静注で1,000mg/kg程度であることが知られ ている。本発明の医薬組成物の有効成分であるグリコサ ミノグリカン誘導体は、APTT活性、TT活性が標準へパリ

ンと比して共に3%未満と極めて低いため、このことか らも医薬組成物の有効成分であるグリコサミノグリカン 誘導体(本発明物質)の安全性の高さが裏付けられる。 [0049]

16

【実施例】本発明を実施例により更に具体的に説明する が、本発明はその要旨を超えない限り以下の実施例に限 定されるものではない。なお、実施例における試験法は 以下の通りである。

【0050】試験法1

[酵素消化による二糖分析] 本発明物質及び標準へパリ ンの硫酸基の位置の分析は、次のようにして行った。す なわち、それぞれのグリコサミノグリカンを酵素消化 し、生成した不飽和二糖(前記一般式(7))を高速液体 クロマトグラフィー (HPLC) で分析した [新生化学実験 講座3、糖質II(東京化学同人刊、1991) p49-62に記 載の「2・8グリコサミノグリカン分解酵素とHPLCを組み 合わせた構造解析」参照]。各不飽和二糖のピーク面積 を計算して、全面積に対するピーク面積をパーセントと して表した。

【0051】(1)標準へパリン及び本発明物質の分解 酵素による消化

新生化学実験講座3、糖質II p.53-59に記載の方法に より消化酵素で分解した。標準へパリン及び本発明物質 各1.0mgを2mM酢酸カルシウムを含む20mM酢酸ナトリウム (pH7.0) 220 μ 1に溶解して、20mUのヘパリチナーゼ、2 0mUのヘパリチナーゼI及びIIを加えて、37℃で2時間反 応させた。

【0052】 (2) HPLCによる分析

標準へパリン又は本発明物質の分解酵素による消化を行 プレー等の手段を用いて投与する形態が好ましい形態と 30 った後の溶液50μlを、HPLC (医理化、モデル852型)を 用いて分析した。イオン交換カラム(Dionex社、CarboP ac PA-1カラム4.0mm×250mm) を使用し、232nmでの吸 光度を測定した。不飽和二糖スタンダード(生化学工業 (株) 製) を基準とし (Yamada, et al., J. Biol. Che m., 270, 8696-8706, (1995))、流速1ml/分で、塩化 リチウムを用いたグラジエント系 (50mM→2.5M) を用い る方法に準拠した(Kariya, etal., Comp. Biochem. Ph ysiol., 103B, 473, (1992)) 。

【0053】試験法2

[分子量測定] 標準ヘパリン又は本発明物質の1%溶液5 μ1をHPLCによるゲルろ過で分析した。カラムはTSKgel - (G4000+G3000+G2500) PWX (東ソー、7.8mm×30c m) を用い、0.2N塩化ナトリウムで、40℃、0.6ml/分の 流速で展開した。検出には示差屈折計(島津製作所、AI D-2A) を用いた。表-1における重量平均分子量はヘパ リンの分子量標準品を対照として求めた (Kaneda et a 1., Biochem. Biophys. Res. Comm., 220, 108-112(199 6))。

【0054】試験法3

[神経突起伸張活性の測定] 妊娠17日のWistar系ラット

(日本SLC社) より胎児を無品がに取り出した。さら に、胎児より脳を取り出し、無硫酸化DMEM培地 (無水Ca $C1_2$ 500mg, Fe (NO)₃ /9H₂ O 0.25m g , KCl 1000mg, Mg C1₂ 193. 3mg, NaHCO₃ 9250mg, NaH₂ PO₄ /H₂ O 312. 5mg, フェノールレッド 37.5mg、ピルビン酸ナトリウム 27 5mg、MEMアミノ酸 100ml (ギブコ No. 11130-051) 、L -グリシン 75mg、L-グルタミン 1460mg、L-セリン 1 05mg、MEMビタミン溶液 100ml (ギブコ No. 11120-05 2) 、NaCl15150mg、D-グルコース 11250mgに滅菌蒸留 水を加えて2.5LとしてpHを7.2に調整) 中で小脳、中 脳、間脳及び髄膜を取り除き大脳皮質を得た。

【0055】10匹分の大脳皮質を60mmのディッシュ上で 安全かみそりで縦横各々100回細切し、10mlリン酸緩衝 生理食塩液 (PBS) を2回加えて大脳皮質接片を50mlのフ アルコンチューブに分注し、11mlの無硫酸化DMEM培地を 加えた。軽く振盪することにより均一に懸濁しながら、 0.5mlずつ0.1%ポリエチレンイミンコートした24穴プレ ート (底面積2cm²)にまいた。培養開始2時間後に100μ 1を抜き取り、培地中の最終濃度の10倍の濃度で被検物 質を含む50 μ 1のPBS、50 μ 1の400 μ Mの塩素酸/無硫酸 化DMEM培地を添加した。2日間37℃5%CO。条件下で培養 した後、1%グルタルアルデヒド/PBS 500μ1をゆっく り重層して室温で20分間固定した。サクションで上清を 除去した後、0.5ml PBSをゆっくり重層しすぐにサクシ ョンで除去した。20%ギムザ液/リン酸カリウム緩衝液 を重層して室温に2時間放置した。サクションで上清を 除去した後、0.5mlのPBSを加えた。光学顕微鏡下40倍で ウェル全視野に存在する50~200 µmの大脳皮質神経細胞 集塊100個のうち突起伸張が観察されたものを計数して 割合(%)を算出した。

【0056】試験法4

[APTT及びTTの測定] APTTの測定のため、ラットの下大 動脈より3.2%クエン酸1/10容量で採取し、血液を1.000 ×g、10分間遠心分離して得た血漿100 μ1と様々な濃度 の各サンプル100 µ 1とを測定用カップに入れ、37℃で1 分間保温した。その後、あらかじめ37℃に保温しておい たアクチン (商品名:吉富製薬 (株)) 100μ1を添加 し、さらに2分間保温した。次いで、37℃に保温してお いた0.02M CaCl₂溶液100μlを添加し、この時より凝固 が起こるまでの時間を血液凝固自働測定装置 (KC-10A: アメルング社製)で測定した。また表-2において、本 発明物質及び標準へパリンのAPTTが100秒となる培地中 の最終濃度を求め、標準へパリンの前記濃度を本発明物 質の前記濃度を基準として百分率で算出し、この数値 (%)を本発明物質のAPTT活性とした。

【0057】TTの測定のため、上記ラット血漿100 μ 1 と 様々な濃度の各サンプル100μ1とを測定用カップに入 れ、37℃で1分間保温した。その後、37℃に保温したト ロンビン(10 U/ml) 100μ1を添加し、この時より凝固

した。表一2におい 本発明物質及び標準へパリンの TTが100秒となる培地中の最終濃度を求め、標準へパリ ンの前記濃度を本発明物質の前記濃度を基準として百分 率で算出し、この数値(%)を本発明物質のTT活性とし た。

【0058】 [本明細書における標準へパリン] 以下に示す物性のヘパリンを標準ヘパリンとした。

- (1) 上記試験法1に記載の二糖分析法による測定値か ら算出した標準へパリンの二糖体組成は表ー3に記載の 10 とおり、ΔDiHS-OS: 4.1%、ΔDiHS-NS: 3.4%、ΔDiHS -6S: 3.7%, Δ DiHS-US: 2.6%, Δ DiHS-di(6, N)S: 12. 7%, Δ DiHS-di (U, N)S: 7.6%, Δ DiHS-di (U, 6)S: 1.7 %、 ΔDiHS-tri (U, 6, N)S: 64.2%であり、この結果から 23.9%のウロン酸の2位には硫酸基が存在しないことが 示されている (%は全てモル%比を表す)。
 - (2) 抗血液凝固活性が160 IU/mgである。
 - (3) 重量平均分子量が11,000~14,000 Daである。

【0059】実施例1(製造例)

1. 標準へパリンの過ヨウ素酸酸化・還元によるヘキス 20 ロン酸の部分開裂処理

ヘパリンナトリウム塩 (重量平均分子量:13,700 Da、S yntex社製Lot No. 40210910:標準へパリン) 1.3gを、過 ヨウ素酸ナトリウムの存在下で酸化した。すなわちこの 酸化反応は、50mlの0.05Nの過ヨウ素酸ナトリウム、50m Mの酢酸ナトリウムを含んだpH5の溶液中で、ヘパリンナ トリウム塩を4℃、3日間酸化処理して行った。酸化処理 後、過剰の過ヨウ素酸を最終濃度250mMのグリセリンを 加えることで還元分解し、蒸留水に対して2日間透析 し、その後凍結乾燥することにより1.2gの過ヨウ素酸酸 30 化ヘパリンを得た。この過ヨウ素酸酸化ヘパリンの生成 時に生じたアルデヒド基を、30mlの0.2N水素化ホウ素ナ トリウム、0.25N炭酸水素ナトリウムを含んだpH9の該酸 化へパリン1.2gを含む溶液を4℃、3時間反応させること でこの過ヨウ素酸酸化ヘパリンのアルデヒド基を還元し た。過剰の水素化ホウ素ナトリウムは、氷酢酸で反応液 のpHを5に調節し、30分間室温で放置することで分解 し、ふたたび5Nの水酸化ナトリウムでpHを9に調節した 後、蒸留水への2日間の透析と凍結乾燥により、1.1gの 過ヨウ素酸酸化・還元へパリンのナトリウム塩を得た。 【0060】2. 過ヨウ素酸酸化・還元へパリンの部分 的2-0-脱硫酸化

上記1で得た1.1gの過ヨウ素酸酸化・還元へパリンのナ トリウム塩を、20mlの0.05Nの水酸化ナトリウム水溶液 に溶解し、室温にて20分間放置した。この溶液を凍結乾 燥して選択的に2位の硫酸基を脱硫酸化し、凍結乾燥パ ウダーを10m1の1N水酸化ナトリウム溶液で溶解し、20% 酢酸溶液でpH9に調節し、30分間室温に放置した。その 後、蒸留水に対して2日間透析し、再び凍結乾燥し、脱 硫酸化された過ヨウ素酸酸化・還元へパリン (選択的2-が起こるまでの時間を上記血液凝固自働測定装置で測定 50 0-脱硫酸化過ヨウ素酸酸化・還元へパリン) のナトリウ

ム塩0.8gを得た。 試験法2に従い、HPLCにより本発 明物質の重量平均分子量を測定し、その結果を図2及び 表-1に示した。

19

[0061]

【表2】

	平均分子量(MW)
原準へパリン	13,700
本発明物質	11, 100

【0062】3. 神経突起伸長活性、APTT、TTの測定 表-1に記載の標準へパリン及び上記2により得られた 本発明物質、更に上記1により得られた過ヨウ素酸酸化

・還元へバテンのそれぞれについて、上記試験法3によ りその神経突起伸張活性を調べ図3に示した。その結 果、本発明物質を10μg/mlで加えた際に大幅な神経突起 伸長活性が見られた。さらに、上記標準へパリン及び本 発明物質について、試験法4によりAPTT及びTTを調べ、 その結果を図4に示した。また、試験法4に則りAPTT活 性及びTT活性を算出し、TT活性/APTT活性を算出した。 更に、標準へパリン及び本発明物質の最終濃度を3μg/m 1に調整して試験法4に則りAPTTを測定した。これら各 10 種測定の結果を標準へパリン及び本発明物質について表

[0063]

- 2 に記載した。

【表3】

	神経突起伸張活性	APTT	APTT	TT	TT 活性/APTT 活性
		(3 μ g/ml)	活性	活性	
微速~>、1>	15.0 (10 µ g/ml)	248 €⊅	100	100	1
本発明物質	29.7 (10 μ g/ml)	32 秒	2	0.37	0.185

【0064】APTT活性と比較してTT活性が低い物質は、 医薬品として投与した際に抗血液凝固活性が低く、安全 性が高いことが知られており、本発明物質がそのような 物質であることが明らかとなった。

【0065】更に、得られた本発明物質について、上記

試験法1による二糖分析を行い、その結果を図4に示し 又その測定値から二糖体組成を算出して結果を表-3に 記載した。

[0066]

【表4】

	Δ DiHS-							
	05	NS	6S	US	(6,N)S	(U,N)S	(U,6)S	(U,6,N) S
標準ペパリン	4.1	3.4	3.7	2.6	12.7	7.6	1.7	64,2
本発明物質	8.0	11.9	0.0	0.0	84,2	0.0	0.0	3.9

【0067】4. 神経細胞死抑制活性の測定

本発明物質の運動神経細胞に対する細胞死抑制活性を測 定した。すなわち、予め0.1%ポリエチレンイミンで処理 した96穴マルチプレートにNSC-34細胞 (Cashman氏(トロ ント大学)より恵与:マウスの運動神経由来培養細胞 株) 1×105個/mlを含む無血清のDMEM培地0.09mlを添加 して培養を行う。2時間の培養後、本発明物質の100、10 40 性が観察された。 00、10000 μ g/mlの水溶液10 μ lを添加した (それぞれの 培地中の最終濃度は10、100、1000 μ g/ml)。その後、4 6時間培養を継続し、MTT法を用いて生存細胞数を血球計 数板を用いて測定した。2時間の培養後の生存細胞数と 比較して、本発明物質を添加しなかった対照の48時間培 養後の死細胞数を100%として、本発明物質を添加した際 の死細胞数との差(細胞死から救済された細胞数)の割 合を百分率として算出した(図6)。

【0068】その結果、本発明物質の100及び1000 μ g/m 1の水溶液を添加した系(培地中の最終濃度は10及び100 50

μg/ml) において、顕著に細胞死を抑制し細胞を救済す る活性が観察された。100 μg/mlの水溶液を添加した際・ の細胞死を起こした細胞数は、標準へパリンと比較し て、約半数であり、約半数の細胞が細胞死から救済され ることが明らかとなった。また、生存した細胞において は、中枢神経由来の細胞と同様に神経突起の伸長促進活

【0069】5. シアリダーゼ阻害活性の測定 標準へパリン、本発明物質、及び公知のシアリダーゼ阻 害剤であるNeuAc2en(2-デオキシ-2, 3-デヒドロ-N-アセ チルノイラミン酸)につき、シアリダーゼ阻害活性を測 定した。

【0070】5.1基質の調製

GM2ガングリオシド (ヤトロン社製) lmgを15mlのガラス チューブへ入れ、0.8mlの蒸留水を添加してソニケーシ ョンにより溶解させた。そして、この溶液に0.1mlPdCl。 溶液 (PdCl₂を25mg/mlで蒸留水に添加した後、30分間ソ

を、終濃度Img/mlと うPBSに溶解し、これを無菌 濾過した後、20m1ずつ、滅菌したスプレー容器に充填し て、スプレー剤を製造した。

【0075】(3)錠剤

前記の本発明物質の凍結乾燥物100mg、乳糖670mg、バレイショデンプン150mg、結晶セルロース60mg及び軽質無水ケイ酸50mgを混合し、これにヒドロキシプロピルセルロース30mgをメタノールに溶解した溶液(ヒドロキシプロピルセルロース10重量%)を添加して練合造粒した。
10 次にこれを径0.8mmのスクリーンで押し出して顆粒状にし、乾燥した後、ステアリン酸マグネシウム15mgを添加して圧縮成型し、200mgの錠剤を製造した。

【0076】(4)カプセル剤

前記の本発明物質の凍結乾燥物100mg、バレイショデンプン150mg、軽質無水ケイ酸50mg、ステアリン酸マグネシウム10mg及び乳糖765mgを均一に混合し、この混合物を200mgずつ分取して硬カプセルに充填してカプセル剤を製造した。

【0077】(5)軟膏剤

20 前記の本発明物質の凍結乾燥物100mg、鉱油4g、石油ゼリー8g、混合メチル/プロピルパラバン60mg、非イオン性界面活性剤1g及び精製水30gを均一に混合し、この混合物を容器に充填して軟膏剤を製造した。

[0078]

【発明の効果】本発明の新規グリコサミノグリカン誘導体は、抗血液凝固活性が低く、優れた神経突起伸張活性を有するので、当該物質を有効成分として含有する中枢神経或いは末梢神経などの神経疾患に対する有用な医薬組成物を提供することができる。また、本発明の新規グリコサミノグリカン誘導体は、強力なシアリダーゼ阻害活性を有するため、当該物質を有効成分として含有する抗ウイルス剤を提供することができる。

【図面の簡単な説明】

【図1】図1は、本発明グリコサミノグリカン誘導体の 製造工程の一例を示す模式図である。

【図2】図2は標準へパリン(a)及び本発明物質(b)のHPLCによる溶出チャート図である。

【図3】 図3は標準へパリン、本発明物質及び過ョウ素酸酸化・還元へパリンの培地中の濃度による神経突起伸張活性の変化を示す図である。図中、縦軸は神経突起伸長活性(%)、横軸は培地中の濃度(μg/ml)を示す。

【図4】 図4は標準へパリン及び本発明物質の濃度変化によるAPTT及びTTの変化を示す図である。図中、縦軸は疑固時間(秒)、横軸は最終濃度(μg/ml)を示す。

【図5】 図5は不飽和二糖標準品(a)、標準へパリン(b)、及び本発明物質(c)の二糖体分析におけるHPLCによる溶出チャート図である。

【図6】 図6は本発明物質の神経細胞死抑制活性への 50 影響を示す図である。図中、縦軸は救済された細胞割合

ニケーションを行い、これを 0×gで遠心分離して得られる上清画分)を添加して撹拌した。この溶液に0.1m 1の1N NaOH、40μ1のNaB³H、(NEN社製:100mCi/mmol、1M NaOH)を添加して撹拌した後、窒素ガスでチューブ内を置換した後、室温で24時間撹拌し、ミクロスパーテルに一掻きのNaBH、を添加して更に3時間室温で撹拌した。その後、1M酢酸約0.6mlを徐々に加えて反応を終了させ、この反応液をAG50W-X8(バイオラッド社製:樹脂量3ml、メタノールにより膨潤)のミニカラムに通塔し、10mlのメタノールにより完全に溶出させる。この溶出した基質を窒素ガスで乾固させ、基質の[³H]GM2を調製した。

【0071】5.2シアリダーゼ活性の測定

上記5.1で調製した基質[³H]GM2(15nmol)、1% Triton X-100(10 μ 1)、0.1 M酢酸ナトリウム/酢酸緩衝液(40 μ 1)、 NSC-34細胞(シアリダーゼを発現している運動神経由来 培養細胞株) のホモジナイズ液 (10 µ 1、100 µ gタンパ ク)、蒸留水10μ1、ならびに本発明物質又は標準へパ リンの水溶液 (10 µ g/ml) を10 µ 1添加して、37℃で1時 間インキュベートした。インキュベート後、5mlの蒸留 水を添加し、Sep-pak C18カートリッジカラム (Waters 社製) に通塔し、メタノール (3ml) 、その後クロロホ ルム:メタノール混合液 (1:1(v/v)、3ml) により溶出 した。溶出液を、DEAE-セファデックスA-25カラム (フ ァルマシア社製:樹脂lml、メタノールにより膨潤)に 通塔し、クロロホルム:メタノール混合液 (1:1(v/v)、 3ml) により溶出させ、溶出液を乾固させた後、液体シ ンチレーションカウンターで放射能の量を測定して比較 した。標準へパリン又は本発明物質の代わりに10μ1の 蒸留水を添加した対照の放射能の量を100%とした(図 7)。その結果、本発明物質は、標準へパリンと比較し て、よりガングリオシドを分解するシアリダーゼ阻害活 性が強いことが明かとなり、シアリダーゼ活性の上昇及 び/又はガングリオシドの減少を伴う疾病に適用できる ことが示された。

【0072】更に、上記測定において、 $10\mu g/m1$ の本発明物質及び標準へパリンの $10\mu 1$ の代わりに、本発明物質(10、100、 $1000\mu g/m1)又はNeuAc2en(<math>10$ 、100、 $1000\mu g/m1)の水溶液<math>10\mu 1$ を用いて同様にシアリダーゼ活性を測定した(図8)。その結果、本発明物質は、Ne 40 uAc2enと比較して、よりシアリダーゼ阻害活性が強いことが明らかになった。

【0073】実施例2(製剤例)

(1) 注射剤

前記実施例1において製造した本発明物質(30mg/ml)を、終濃度5mg/mlとなるよう5%マンニトール水溶液に溶解し、これを無菌濾過した後、2mlずつアンプルに分注して注射剤を製造した。

【0074】(2)スプレー剤

前記実施例1において製造した本発明物質 (30mg/ml)

の最終濃度(μg/ml)を示す。 【図7】 図7は標準へパリン及び本発明物質のシアリ ダーゼ活性への影響を示す図である。図中、縦軸はシア リダーゼ活性(%)を表す。

【図8】 図8は本発明物質及UNeuAc2enの濃度変化に よるシアリダーゼ活性への影響を示す図である。図中、 縦軸はシアリダーゼ活性(%)、横軸は溶液濃度 (μg/ ml) を示す。

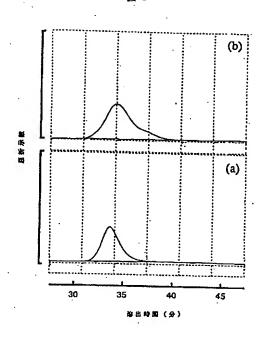
[図1]

2 1 CH OSO H COOH СН,ОН NHSO_H H_OSHM COOH сн₂оѕо₃н соон снон онс сно-NHSO,H H_OSHM СООН СН°О20°Н СООН СНОН нон,с сн,он феозо NHSO,H H_OSHN COOH CH_OSO_H СНОН HOHLC CHLOH инсо_зн

【図6】

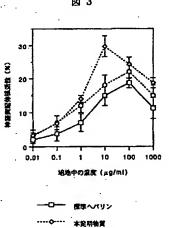
图 6 秋年かれた苗間(光) 40-30 -20 -10 100 農度(µg/ml) 【図2】

図 2



【図3】

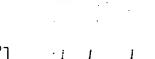
図 3

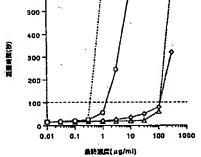


過ヨウ景配強化運元へバリン

【図4】

Ø 4





[図7]

⊠ 7

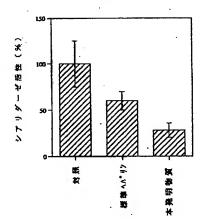
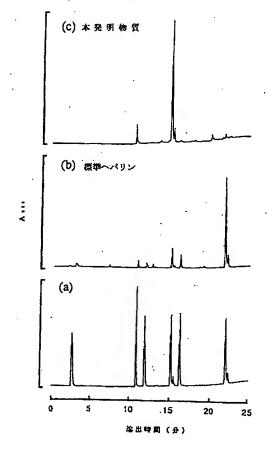


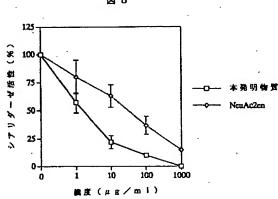


図 5



[図8]

図 8



フロントページ。

(51) Int. C1. 6 C O 8 B 37/10

識別記号

F I C O 8 B 37/10

THIS PAGE BLANK (USP) (USP)

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

□ BLACK BORDERS
IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
FADED TEXT OR DRAWING
☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
□ OTHER.

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

THIS PAGE BLANK (USE 10)